PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11)Publication number:

2004-345956

(43) Date of publication of application: 09.12.2004

(51)Int.Cl.

C07K 17/08

// C12N 15/09

(21)Application number: 2003-106825

(71)Applicant:

NATIONAL INSTITUTE OF ADVANCED INDUSTRIAL

& TECHNOLOGY

(22)Date of filing:

10.04.2003

(72)Inventor:

IWAKURA MASAHIRO

HIROTA KIYONORI

(54) IMMOBILIZED PROTEIN AND METHOD FOR PRODUCING THE SAME

(57) Abstract:

PROBLEM TO BE SOLVED: To provide a means for immobilizing protein in high density while controlling orientation.

SOLUTION: The method for producing immobilized protein comprises increasing the content of a primary amino group useful for an immobilization reaction and immobilizing the protein at one part of a carboxy terminal by introducing a polymer compound containing a primary amino group in a repeating structure to a carrier surface.

LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

24.11.2004

[Date of sending the examiner's decision of rejection]

[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

[Date of final disposal for application]

[Patent number]

[Date of registration]

[Number of appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of requesting appeal against examiner's decision of

rejection]

[Date of extinction of right]

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 公 開 特 許 公 報(A)

(11)特許出願公開番号

特開2004-345956 (P2004-345956A)

(43) 公開日 平成16年12月9日 (2004.12.9)

(51) Int.Cl.⁷
CO7K 17/08
// C12N 15/09

Fι

テーマコード(参考)

CO7K 17/08 ZNA

4B024

C 1 2 N 15/00 A

4HO45

審査請求 未請求 請求項の数 8 OL (全 15 頁)

(21) 出願番号 (22) 出願日 特願2003-106825 (P2003-106825) 平成15年4月10日 (2003.4.10)

(71) 出願人 301021533

独立行政法人產業技術総合研究所

東京都千代田区霞が関1-3-1

(72) 発明者 殿倉 正寬

茨城県つくば市東1-1-1 独立行政法

人産業技術総合研究所つくばセンター内

(72) 発明者 広田 深憲

茨城県つくば市東1-1-1 独立行政法

人産業技術総合研究所つくばセンター内

F ターム (参考) 4B024 AA20 BA80 CA02 CA10 DA06 4H045 AA10 AA20 AA30 BA10 BA41

BA42 BA62 FA81

(54) 【発明の名称】固定化タンパク質及びその製造方法

(57)【要約】

【課題】タンパク質を配向制御しながら且つ高密度に固定化する手段を提供する。 【課題解決手段】一級アミノ基を繰り返し構造中に有するポリマー化合物を担体表面に導入することにより、固定化反応に利用できる一級アミノ基の含量を増大させ、タンパク質

をカルボキシ末端の一箇所で高密度に固定化する。

【特許請求の範囲】

【請求項1】

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を介して、担体に一般式(I)

 $NH_2 - R_1 - COOH \cdot \cdot \cdot \cdot \cdot (I)$

[上記式中、R1は任意のアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質を固定し、固定化タンパク質を製造する方法であって、担体に結合した該ポリマー化合物の一級アミノ基に、一般式(I)で示されるタンパク質主鎖のカルボキシ末端をペプチド結合により固定化することを特徴とする、固定化タンパク質の製造方法。

【請求項2】

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物がポリアリルアミンであることを特徴とする請求項1に記載の固定化タンパク質の製造方法。

【請求項3

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物がポリリジンであることを特徴とする請求項1に記載の固定化タシパク質の製造方法。

【請求項4】

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を介して、担体に一般式(I)

 $NH_2 - R_1 - COOH \cdot \cdot \cdot$ (I)

[上記式中、R₁ は任意のアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質を固定化し、固定化タンパク質を製造する方法であって、担体に結合させた該ポリマー化合物と、一般式(II)

$NH_2-R_1-CONH-CH(CH_2-SCN)-CO-NH-R_2-COOH$ · · · (11)

[上記式中、 R_1 は任意のアミノ酸配列を、 R_2 は中性付近で強く負に荷電しかつ一般式 (II) の化合物の等電点を酸性にし得るアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質とを反応させることにより、該ポリマー化合物の一級アミノ基に、一般式 (I)で示されるタンパク質主鎖のカルボキシ末端をペプチド結合により結合させることを特徴とする、固定化タンパク質の製造方法。

【請求項5】

一般式(II)の化合物が、一般式(III)

$NH_2-R_1-CONH-CH(CH_2-SH)-CO-NH-R_3-COOH \cdot \cdot \cdot (III)$

[上記式中、 R_1 、 R_2 は、上記一般式 (II) と同じ意味を表す。]

で示される化合物にシアノ化試薬を作用させることにより形成されたものである請求項4 に記載の製造方法。

【請求項6】

一般式(I)で示されるタンパク質が、さらにリンカーペプチドのアミノ酸配列を有する、請求項1~4に記載の固定化タンパク質の製造方法

【請求項7】

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を介して、担体に一般式(1)

 $NH_2 - R_1 - COOH \cdot \cdot \cdot$ (I)

[上記式中、R₁ は任意のアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質を固定した固定化タンパク質であって、担体に結合した該ポリマー 化合物の一級アミノ基に、一般式(I)で示されるタンパク質主鎖のカルボキシ末端がペ プチド結合により固定化されていることを特徴とする、固定化タンパク質。

【請求項8】

一般式(I)で示されるタンパク質が、さらにリンカーペプチドのアミノ酸配列を有する 、請求項5に記載の固定化タンパク質

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、固定化タンパク質および該固定化タンパク質の製造方法に関する。【0002】

【従来の技術】

従来、可溶性のタンパク質を、例えばアガロースゲル等の不溶性担体と結合させ、固定化タンパク質として利用することが試みられていた。例えば、酵素タンパク質を不溶性担体に結合した固定化酵素を開発し、それを利用して酵素反応器を作製すること等が行われていた。このような固定化タンパク質の品質としては、タンパク質の性質・機能が均一であること、固定化されていない可溶性タンパク質と同等の性質・機能を保持していること、更に、担体あたりの固定化タンパク質の量が多ければ多いほど良いことが望まれるが、それはタンパク質の固定化方法に依存している。

[0003]

タンパク質固定化の方法としては、タンパク質を構成するアミノ酸の側鎖の反応性を利用して、不溶性担体と化学的に結合することが主に行われていた。しかし、このような側鎖の官能基を利用する固定化反応を用いる限りにおいては、固定化反応に使用される側鎖を複数有するタンパク質においては、固定化部位を制御すること、複数の箇所での固定化を防ぐこと、更に固定化されたタンパク質の均一性を保つことが困難である。また、これらの困難さの要因は、固定化されたタンパク質の機能低下にもつながるものであり、改善が望まれていた。

[0004]

これらの問題を解消するために、タンパク質の主鎖を介した固定化反応の開発について検討が行われ、既に、本発明者らにより、シアノシステイン残基を介したアミド結合形成反応を利用した、タンパク質のカルボキシ末端のカルボキシル基を、一級アミンを有する担体とペプチド(アミド)結合を介して固定化する方法が開発されている(特許文献1、2参照)。

このことにより、固定化されたタンパク質がカルボキシ末端の一箇所で主鎖を介して結合するため、得られる固定化されたタンパク質は配向制御された形で固定化されており、且つ、完全に均一となる。さらに、配向制御均一性が保たれることで、固定化されたタンパク質の変性の可逆性を高めることができ、固定化タンパク質の熱殺菌を可能にするなどの利用面で優れた特性を付加することができる(特許文献1,2参照)。

[0005]

上記のように、このような優れた性能を有する固定化タンパク質が作製されているが、更に、担体当たりの固定化量を増やすことは、固定化タンパク質の利用面で重要であり、更なる改良が必要であると考えられた。

【特許文献1】特開平10-45798号公報

【特許文献2】特許第3047020号公報

[0006]

【発明が解決しようとする課題】

本発明は、上記従来技術の実情に鑑み、担体に固定化したタンパク質が均一に配向しているのみでなく、さらに、担体当たりのタンパク質の固定化量を顕著に増大させる手段を提供することをその課題とするものである。

[0007]

【課題を解決するための手段】

本発明者らは、タンパク質主鎖のカルボキシ末端の一箇所で配向固定化する場合において、固定化量をさらに増大させるための手段を開発すべく鋭意研究した結果、ポリアリルアミン等の一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を担体表面に導入して、固定化反応に利用できる一級アミノ基の含量を増大させることにより、タンパク質の固定化密度が極めて大で、かつタンパク質をカルボキシ末端の一箇所で配向固定化できるにことを、実験により明らかにし、本発明を完成させた。

[0008]

すなわち、本発明は以下(1)~(8)の構成を伴うものである。

(1) 一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を介して、担体に一般式(I)

 $NH_2 - R_1 - COOH \cdot \cdot \cdot$ (I)

[上記式中、R₁ は任意のアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質を固定し、固定化タンパク質を製造する方法であって、担体に結合した該ポリマー化合物の一級アミノ基に、一般式(I)で示されるタンパク質主鎖のカルボキシ末端をペプチド結合により固定化することを特徴とする、固定化タンパク質の製造方法。

- (2) 一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物がポリアリルアミンである ことを特徴とする上記(1)に記載の固定化タンパク質の製造方法。
- (3) 一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物がポリリジンであることを特徴とする上記(1)に記載の固定化タンパク質の製造方法。
- (4) 一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を介して、担体に一般式(I)

 $NH_2 - R_1 - COOH \cdot \cdot \cdot$ (I)

[上記式中、R₁ は任意のアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質を固定化し、固定化タンパク質を製造する方法であって、担体に結合させた該ポリマー化合物と、一般式 (II)

$NH_2-R_1-CONH-CH(CH_2-SCN)-CO-NH-R_2-COOH$ • • • (II)

[上記式中、 R_1 は任意のアミノ酸配列を、 R_2 は中性付近で強く負に荷電しかつ一般式 (II) の化合物の等電点を酸性にし得るアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質とを反応させることにより、該ポリマー化合物の一級アミノ基に、一般式 (I)で示されるタンパク質主鎖のカルボキシ末端をペプチド結合により結合させることを特徴とする、固定化タンパク質の製造方法。

(5) 一般式 I I の化合物が、一般式 (I I I)

$NH_2-R_1-CONH-CH(CH_2-SH)-CO-NH-R_2-COOH \cdot \cdot \cdot (III)$

[上記式中、 R_1 、 R_2 は、上記一般式 (III) と同じ意味を表す。〕 で示される化合物にシアノ化試薬を作用させることにより形成されたものである上記(4)に記載の製造方法。

- (6) 一般式 (I) で示されるタンパク質が、さらにリンカーペプチドのアミノ酸配列を有する、請求項 $1 \sim 4$ に記載の固定化タンパク質の製造方法
- (7) 一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を介して、担体に一般式(I)

 $NH_2 - R_1 - COOH \cdot \cdot \cdot$ (I)

[上記式中、R₁ は任意のアミノ酸配列を表す。]

で示されるタンパク質を固定した固定化タンパク質であって、担体に結合した該ポリマー 化合物の一級アミノ基に、一般式(I)で示されるタンパク質主鎖のカルボキシ末端がペプチド結合により固定化されていることを特徴とする、固定化タンパク質。

(8)

一般式(I)で示されるタンパク質が、さらにリンカーペプチドのアミノ酸配列を有する、上記(7)に記載の固定化タンパク質

[0009]

【発明の実施の形態】

本発明は、担体表面に一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を結合させ、 該ポリマー化合物の一級アミノ基とタンパク質主鎖のカルボキシ末端をペプチド結合させ ることにより、担体にタンパク質固定化するものである。

本発明においては、固定化させるタンパク質は限定されず、生体内タンパク質、酵素、抗原タンパク質、抗体等あらゆるタンパク質を固定化することが可能である。したがって、

本発明は、例えば、酵素を固定化させて酵素反応器を作製すること、固定化したタンパク質が有する他の化合物に対する親和性等の特異的分子間相互作用を利用した分離用担体を作製すること、あるいは、更に、特定の抗原または抗体を固定化させて抗原抗体反応を利用した診断用抗原または抗体を固定化した担体を作製すること等の極めて広い用途に適用が可能である。

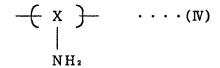
[0010]

1. 固定化に供される担体及びポリマー化合物

本発明においては、一級アミノ基を繰り返し構造中に有するポリマー化合物を不溶性担体 表面に結合することにより、固定化反応に利用できる一級アミンの含量が増大した担体を 用いることに特徴を有する。本発明における担体と上記ポリマー化合物との結合手段は、 上記ポリマー化合物を安定的に担体表面に保持しうるものであればいずれでもよく、例え ば、イオン結合、共有結合、疎水結合あるいは吸着、接着、被覆等の化学、物理的結合手 段が挙げられる。

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物としては、主鎖としてポリアルキレン鎖を有するもの、ポリアミド鎖を有するもの、ポリエステル鎖を有するものポリスチレン鎖を有するもの等が挙げられ、一般式 (IV)で表される繰返し構造を有する。

【化1】



〔 上記式(IV)中、Xは、例えば、ポリアルキレン鎖、ポリアミド鎖、ポリエステル鎖、ポリスチレン鎖等を構成するモノマー残基を表す。また、NH₂基は、該モノマー残基中に含まれる基であってもよいし、これらポリマー化合物の主鎖から分枝した側鎖中に含まれる基であってもよい。〕

[0011]

本発明においては、これらのポリマー化合物のうち、ポリアルキレン鎖を有するものとして、例えば、ポリアリルアミンを挙げることができるが、このポリマー化合物は単位質量当たりの一級アミン含量が高く、本発明において好ましいものとして用いることができる。しかし、本発明はこれに限定されず、例えば、一級アミノ基を側鎖に有するビニル化合物と他のビニル化合物との共重合体、あるいはポリリジンなど各種のポリマー化合物が利用できる。

一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を表面に導入した担体としては、ポリアリルアミンをグラフトしたセルロファインが知られている(参考論文: Ung-Jin Kim, Shigenori Kuga, Journal of Chromatography A, 946, 283-289 (2002)参照)が、これに類する担体は、一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を、担体に結合することにより容易に作製することができる。このような担体としては、例えば、CNBr活性化セファロースFF、NHS活性化セファロースFF等の化学的に一級アミノ基と反応性を有する担体が知られており、これにポリアリルアミンなどの一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を作用させることにより、ポリマー化合物が担体に共有結合により結合した担体を作製できる。

[0012]

この作成においては、一級アミンを繰り返し有するポリマー化合物と活性化担体との混合 比を適度に調製することにより、作製されるポリマー化合物結合担体において、タンパク 質の固定化反応に利用できる一級アミノ基の含量を変化させることができる。

[0013]

2. 固定化に供されるタンパク質

本発明においては、一般式(I)

NH₂ -R₁ -COOH・・・・(I) (式1中、R1は任意のアミノ酸配列を表す。) で示されるタンパク質の固定化において、まず、 一般式(III)

$NH_2-R_1-CO-NH-CH(CH_2-SH)-CO-NH-R_2-COOH \cdot \cdot \cdot$ (III)

〔式(III)中、 R_1 は任意のアミノ酸配列、 R_2 は、中性付近で強く負に荷電し、且つ上記一般式(III)の物質の等電点を酸性にできる任意のアミノ酸残基の連鎖を表す。〕で示される配列のタンパク質を合成する。

[0014]

この一般式(III)で表されるタンパク質の構造中、アミノ酸配列 R_2 は中性付近で強く負に荷電しており、中性条件では正に帯電する上記一級アミノ基を繰り返し構造中に有するポリマー化合物と静電相互作用が生じる。

したがって、一般式(III)で表されるタンパク質は、そのカルボキシル末端側が、担体上のボリマー化合物の一級アミノ基側に吸着されることにより、以下に説明するペプチド(アミド)結合生成反応により、タンパク質主鎖のカルボキル末端を該一級アミノ基と効率よく結合させることができることができる(特願2002-148950、特許第3047020号公報参照)。

[0015]

さらに、本発明においては、上記一般式(III) R_1 のカルボキシ末端側にリンカーペプチドとなるアミノ酸配列を含んでいてもよい。この場合のタンパク質は以下の一般式(V)で表される。

$NH_2-R_1-CO-NH-R_a-CO-NH-CH(CH_2-SH)-CO-NH-R_2-COOH \cdot \cdot \cdot (V)$

(式中、 R_1 及び R_2 は、前記一般式(III)の R_1 及び R_2 とそれぞれ同一であり、 R_a は、固定化しようとするタンパク質と上記ポリマー化合物結合担体との間のリンカーペプチドとなるアミノ酸配列を表す。) R_a は任意でありそのアミノ酸の種類、数ともに限られないが、例えばG1y-G1y-G1y-G1y-G1y-G1y年が最も単純な配列の一つである。

本発明において、このようなタンパク質は、遺伝子工学的に公知の技術により容易に作製することができる。

[0016]

例えば、上記一般式(V)で示される融合タンパク質をコードする遺伝子DNAを調製する場合には、

一般式(1)で表されるタンパク質をコードする遺伝子DNAと 一般式(VI)

$NH_2-R_a-CO-NH-CH(CH_2-SH)-CO-NH-R_2-COOH \cdot \cdot \cdot (VI)$

(式中、 R_a は上記一般式 (V) の R_a とそれぞれ同一であり、 R_2 は、中性付近で強く 負に荷電し、且つ上記一般式 (III) の物質の等電点を酸性にできる任意のアミノ酸残基の連鎖を表す。)

で示されるペプチド配列をコードする遺伝子DNAとを結合することにより、上記一般式 (V)で示される融合タンパク質をコードする遺伝子DNAを合成し、合成したDNAを 適切な発現ベクターに組み込み、これを大腸菌などの宿主に形質導入し、形質転換した宿主において発現させ、その後、発現したタンパク質を分離精製することにより得ることが できる。

[0017]

あるいは、上記タンパク質は、遺伝子工学的手法と慣用のタンパク質合成技術との組み合わせ、または、蛋白合成技術のみによっても作製することができる。

一方、上記一般式(III)および(V)における R_2 としては、アスパラギン酸やグルタミン酸を多く含む配列が好適である。好ましくは、下記一般式(II)あるいは(VI

I)で表されるシアノ化タンパク質の等電点を4~5の間の値になるように、アスパラギン酸やグルタミン酸を多く含む配列をデザインすればよい。 そのような配列のうち好適な列としてアラニルーポリアスパラギン酸をあげることができる。その理由は、シアノシステイン残基の次のアミノ酸残基をアラニンにすることにより、シアノシステイン残基を介したアミド結合形成反応が生じやすいことと、アミノ酸側鎖の中でアスパラギン酸のカルボキシル基が最も酸性であるからである。

[0018]

3. タンパク質の固定化

本発明において調製される固定化タンパク質は、不溶性担体に結合した、一級アミノ基を 繰り返し構造中に有するポリマー化合物の一級アミノ基とタンパク質の主鎖のカルボキシ 末端のカルボキシル基とがペプチド(アミド)結合で結合した構造を有する。

この結合を達成させるためには、上記一般式(III)あるいは一般式(V)のタンパク質中のシステイン残基のスルフヒドリル基をシアノ化しシアノシステインに変換する必要があり、一般式(III)のシアノ化により得られるシアノ化タンパク質は以下の一般式(II)で表されるタンパク質である。

$NH_2-R_1-CONH-CH(CH_2-SCN)-CO-NH-R_2-COOH$ · · · (II)

[上記式中、 R_1 、 R_2 は一般式(III)の R_1 、 R_2 とそれぞれ同じであり、 R_1 は任意のアミノ酸配列を、 R_2 は中性付近で強く負に荷電しかつ一般式(II)の化合物の等電点を酸性にし得るアミノ酸配列を表す。]

[0019]

また、一般式 (V) のシアノ化により得られるシアノ化タンパク質は以下の一般式 (VII) で表されるタンパク質である。

$NH_2-R_1-CO-NH-R_a-CO-NHCH(CH_2-SCN)-CO-NH-R_2-COOH \cdot \cdot \cdot (VII)$

「式中、 R_1 、 R_2 は R_a は、前記一般式 (V) の R_1 、 R_2 及び R_a とそれぞれ同一であり、 R_1 は任意のアミノ酸配列を、 R_2 は中性付近で強く負に荷電しかつ一般式 (II) の化合物の等電点を酸性にし得るアミノ酸配列を表す。また、 R_a は、固定化しようとするタンパク質と上記ポリマー化合物結合担体との間のリンカーペプチドとなるアミノ酸配列を表す。)

[0020]

このシアノ化反応は、市販のシアノ化試薬を用いて行うことができる。シアノ化試薬としては、通常、2-ニトロー5-チオシアノ安息香酸(2-nitro-5-thiocy anobennzoic acid (NTCB)) (Y. Degani, A. Pt chornik, Biochemistry, 13, 1-11 (1974)参照) または、1-シアノー4-ジメチルアミノピリジニウムテトラフルオロ硼酸(1-cyano-4dimethylaminopyridinium tetrafluoroborate (CDAP))などを用いる方法が簡便である。

NTC Bを用いたシアノ化は、pH7.0の10mM燐酸緩衝液中で効率よく行うことができる。このシアノ化反応の後、溶媒を弱アルカリにすることにより、固定化反応が進行する。即ち、シアノシステイン残基直前のアミノ酸残基のカルボキシル基と担体の一級アミノ基との間にアミド結合が形成される。このことは、緩衝液をpH9.5の10mM硼酸緩衝液に換えること等で可能である。

[0021]

上記固定化反応に必要なシステイン残基のスルフヒドリル基のシアノシステインの変換は、既に本発明者らが明らかにしているように、タンパク質を固定化する担体に吸着させる前でも、後でも、あるいは吸着と同時に行ってもよい(特願2002-148950 参照)。

一般式(II)及び(VII)で表されるシアノ化後のタンパク質も中性付近で強く負に 帯電するアミノ酸配列を有しているため、シアノ化後のタンパク質を担体を吸着させても タンパク質主鎖のカルボキシ末端側が担体上のポリマー化合物の一級アミノ基側に配向し、上記アミド形成反応により、タンパク質主鎖のカルボキシ末端側が該一級アミノ基と結合する。

[0022]

本発明で用いるシアノシステインが関与する反応には、副反応として加水分解反応が起こりうるが、このような副反応から生成する反応物は全て溶媒に溶けるため、反応後、固定化担体を適当な溶媒で洗うことにより副反応生成物を取り除くことができる。

以上の手段により得られる本発明の固定化酵素は、一般式 (VII) あるいは (VIII) で表される繰り返し構造部分を有し、タンパク質のカルボキシ末端一箇所で担体上のボリマー化合物と結合し、該ボリマー化合物は、イオン結合、共有結合、疎水結合あるいは吸着、接着、被覆等の化学的あるいは物理的結合手段等により不溶性担体に結合しているものである。

[0023]

【化2】

$$\begin{array}{c} -\left(\begin{array}{c} X \end{array}\right) - \cdots \cdot (VI) \\ | \\ NH - CO - R_1 - NH_2 \end{array}$$

【化3】

[上記式VIII、IX中、 R_1 および R_a は一般式(I)の R_1 及び一般式(V)の R_a とそれぞれ同一であり、Xは、一般式(IV)のXと同一である。)

[0024]

本発明に従うと、本発明者らが既に発明している従来の方法(特願2002-148950、特許第3047020号公報参照)に比較して2倍以上の高密度でタンパク質を配向制御固定化することができる。

[0025]

【実施例】

[0026]

【実施例1】

〔ポリアリルアミン結合セファロースの作製〕

5gのCNB r 活性化セファロースを、20m1の1mMの塩酸に懸濁し、30分間膨潤後、50m1の1mMの塩酸で洗浄した。不溶性部分を集め、20m1の0.1% L型ポリアリルアミン溶液に懸濁し、緩やかに12時間混合し、結合反応を行わせた。その後、不溶性部分を<math>20m1の1Mのモノエタノールアミン溶液に懸濁し、4時間、室温で穏やかに撹拌することにより、未反応の担体上の活性基をマスクした。さらに、<math>20m1の1M NaC1を含む50mMグリシン/HC1緩衝液(pH3.5)での洗浄と20m101M NaC1を含む50mMトリス/HC1緩衝液(pH8.0)での洗浄を交互に8回行い、得られた不溶性部分を集め、以降のタンパク質の固定化に用いた。

[0027]

このようにして得られたポリアリルアミン結合セファロースの導入された一級アミンの含量をトリニトロベンゼンスルホン酸(TNBS; 2,4,6-trinitrobenzensulfonic acid)を用いた着色反応(参考文献:Robert Fields, Methods in Enzymology,25, p464-468(1971))で調べたところ、一級アミンを含む担体として市販されているアミノーセルロファイン(生化学工業で販売)、AF-アミノトヨパール(TOSOHで販売)、EAH-セファローズ4B及びリジンーセファローズ4B(アマシャムファルマシアで販売)、アフィゲル102(バイオラッドで販売)、ポラス20NH(ベーリンガーマンハイムで販売)と比較して明らかに強い着色反応を示し、高い一級アミン含量をしめした。【0028】

〔タンパク質の調製〕

[0029]

なお、緑色蛍光タンパク質(配列番号1)をコードする遺伝子は、QUANTUM社より市販されているものを購入し用いたが、遺伝子の入手方法により本発明は限定されない。上記固定化用緑色蛍光タンパク質を発現する組み換え大腸菌を、2リッターの培地(20gの塩化ナトリウム、20gの酵母エキス、32gのトリプトン、100mgのアンピシリンナトリウムを含んでいる)で、37℃で一晩培養した後、培養液を20分間低速違心(毎分5000回転)することにより、湿重量約5gの菌体を得た。これを、40m1の1mMのエチレンジアミン4酢酸(EDTA)を含む10mM燐酸緩衝液(pH7.0)

(緩衝液1)に懸濁し、フレンチプレスに菌体を破砕した後、20分間遠心分離し(毎分20,000回転)、上清を分離した。得られた上清に、最終濃度が2%になるようにストレプトマイシン硫酸を加え、4℃で20分間撹拌後、20分間遠心分離し(毎分20,000回転)、上清を分離した。得られた上清に、最終濃度が40%になるよう硫酸アンモニウムを加え、4℃で20分間撹拌後、20分間遠心分離し(毎分20,000回転)、上清を分離した。得られた上清に、最終濃度が90%になるよう硫酸アンモニウムを加え、4℃で30分間撹拌後、20分間遠心分離し(毎分20,000回転)、沈殿を分離した。沈殿を40mlの緩衝液1に溶解し、41の緩衝液1に対して、3回透析した。【0030】

透析したタンパク質溶液を、あらかじめ50mM のKClを含む緩衝液1で平衡化した DEAEトヨパール(東ソー株式会社より購入)のカラム(200ml)にアプライし、 500mlの50mM のKClを含む緩衝液1を流した後、緩衝液1を用いて、50m Mから500mMのKC1濃度勾配をかけることにより、タンパク質を溶出させ、上記固定化用緑色蛍光タンパク質を含む画分を分離した。分離した画分を、緩衝液1に対して透析した後、あらかじめ50mM のKC1を含む緩衝液1で平衡化したSuperQトヨパール(東ソー株式会社より購入)のカラム(200m1)にアプライし、500m1の50mM のKC1を含む緩衝液1を流した後、緩衝液1を用いて、50mMから500mMのKC1濃度勾配をかけることにより、タンパク質を溶出させ、上記固定化用緑色蛍光タンパク質を含む画分を分離した。この段階で、タンパク質は均一化でき、約100mgの均一な、上記固定化用緑色蛍光タンパク質が得られた。

[0031]

得られたタンパク質を、緩衝液1に対して保存し、透析済みサンプルを4℃で保存し、以後の実験に用いた。上記固定化用緑色蛍光タンパク質の濃度は、配列番号1で示される緑色蛍光タンパク質の分子吸光係数=22,000を用いて、280nmの吸光度より決定した。

[0032]

〔タンパク質の固定化〕

上記工程で得た上記固定化用緑色蛍光タンパク質(配列番号2)を、あらかじめ1000倍量の5mMのエチレンジアミン4酢酸(EDTA)を含む10mM燐酸緩衝液(pH7.0)(緩衝液2)に対して3回以上透析を行った。透析済みタンパク質を、緩衝液2で希釈することにより、各種濃度の上記固定化用緑色蛍光タンパク質溶液を調製した。10μ1のポリアリルアミン結合セファロースと990μ1 の上記固定化用緑色蛍光タンパク質を混合し、2時間以上室温で穏やかに撹拌混合した後、1000回転で数秒間遠心し、不溶性部分を集めた。ほとんどすべての蛍光物が不溶性部分(すなわち、ポリアリルアミン結合セファロース)に移行し、上記固定化用緑色蛍光タンパク質がポリアリルアミン結合セファロースに吸着することが明らかとなった(この段階のサンプルを、吸着サンプルという。)

[0033]

着色した不溶性部分を、5mMの2-ニトロ-5-チオシアノ安息香酸(NTCB)を含む緩衝液2に懸濁し、穏やかに撹拌混合しながら室温で4時間シアノ化反応を行わせた。その後、1m1の緩衝液2で5回洗浄した。得られた不溶性部分を1m1の、5mMのEDTAを含む10mM硼酸緩衝液(pH9.5)に懸濁し、穏やかに撹拌混合しながら室温で24時間固定化反応を行った。不溶性部分を、1m1の1MKCLを含む10mM燐酸緩衝液(pH7.0)で5回洗浄し、未反応物及び固定化反応の副反応生成物を除去した。

ポリアリルアミン結合セファロースに固定化した緑色蛍光タンパク質の固定化量は、可視部での蛍光を測定することにより求めた。

[0034]

分光蛍光光度計(FP-750; JASCO)を用いて、上記固定化反応で得られた不溶性部分を3mlの緩衝液2で懸濁し485nm~600nmまでの蛍光スペクトルを25℃で測定した。参照実験として、10μlのポリアリルアミン結合セファロースに10nmolesの上記固定化用緑色蛍光タンパク質を吸着させて得られる不溶性部分を3mlの緩衝液2で懸濁した蛍光スペクトルを25℃で測定した(参照スペクトル)。いずれの蛍光スペクトルも511nmに最大蛍光強度を示した。蛍光の測定を全く同一で行うことにより511nmの蛍光強度を用いて、固定化された緑色蛍光タンパク質の質量を求めた

また、比較のために、他の担体としてアミノセルロファイン、アミノトヨパール、アミノセファロースを用い、同様な実験を行った。

[0035]

得られた結果を図1に示した。図1は、担体1m1を用いたとした場合の、固定化反応に 用いたタンパク質量(投入タンパク質量)と固定化されたタンパク質量との関係を示す図 である。図中、●は本発明のポリアリルアミン結合セファロース、○はアミノセファロー ス(市販)、▲はアミノセルロファイン(市販)、△はアミノトヨパール(市販)を示す。図で示されるように、担体1ml当たりの最大固定化量は、アミノトヨパールで約0.3μmoles、アミノセルロファイン及びアミノセファロースでは約0.4μmolesであり、本発明のポリアリルアミン結合セファロースが示す最大固定化量約1μmolesであり、従来の担体を用いる場合の2から3倍のタンパク質を固定化できる。また、本発明に用いられるシアノシステインを介した固定化方法は、タンパク質を配向制御しながら固定化する方法でもある。このように、一級アミノ基を繰返し構造中に有するポリマー化合物を不溶性担体として利用すること有利性が明らかである。従って、本発明が目指す、配向制御しながら且つ高密度なタンパク質が達成されたものと考えられる。

[0036]

【発明の効果】

以上説明したように、本発明によれば、従来法に比べ、タンパク質を配向制御しながら極めて高密度で担体に固定化することができる。また、一級アミノ基を有するポリマー化合物を導入するために利用できる不溶性担体としては、特に制限が無く、一級アミノ基を有するポリマー化合物に対する化学結合形成能力を創成できるものであればどのようなものでもよく、固定化されるタンパク質に制限は全くない。

したがって、本発明は、酵素利用分野、抗原 抗体、生体内生理活性物質、酵素等を使用して診断等を行う医療分野、あるいはこれら物質の特異的親和性を利用した分離精製分野等、極めて幅広い分野に適用できる有用な手段を提供するものである。

[0037]

【配列表】

SEQUENCE LISTING

(110) Na	atio	ial i	lust	itute	e of	Adva	ance	d Inc	dust	rial	Sci	ence	and	Tech	по1о
(120) A	me t l	od i	for	lumol	bili	zing	a p	rote	in a	ad i	mob:	lliz	ed p	rotei	n
(130	130> 341-02770															
(140)>															
(1 4)	l)															
(160) 1	l														
(170) Patentin Ver. 2.1																
⟨210⟩ 1																
⟨211⟩ 239																
⟨212	2) PI	RT								•						
(213	B> Ai	tif	icia	l Se	quen	ce			•		•					
(220)>														•	
. (223	3> De	escr	iptio	0 110	f Ar	tific	cial	Sequ	1 enc (e: A	tif	icia	1.			
		equei	1ce													
(400) 1															
Met	Ala	Ser	Lys		Glu	Glu	Leu	Phe		Gly	Val	Val	Pro		Leu	•
1				5					10					15		
Val	Glu	Leu	_	Gly	Asp	Val	Asn	Gly	His	Lys	Phe	Ser		Ser	Gly	
<u></u>			20	_		_	_	25	_	_			30			
Glu	Gly		Gly	Asp	Ala	Thr	_	Gly	Lys	Leu	Thr		Lys	Phe	Ile	
		35					40	_	_			45				
Cys		Thr	Gly	Lys	Leu		Val	Pro	Trp	Pto		Leu	Val	Thr	Thr	
T	50		01	ST - 1	01-	55 2	DL.	g.,		··	60 D			W	7	
	Lys	lyr	GIY	Val		Lys	rne	Ser	Arg		Pro	Asp	H1 \$	Met		
65	171 -	A	nt.	nt.	70	g	41-	16.4	· D	75	01	T	87 _ 1	01-	80	
AIG	1115	ASP	rne		LYS	ser	AIA	Met		GIU	GIY	ıyr	IBV		GIU	
				85					90					95		

Arg	Thr	He	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu
			100					105					110		
Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	Ile	Glu	Leu	Lys	Gly
		115					120					125			
Ile	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	I1e	Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr
	130					135					140				
Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	∀al	Tyr	I1e	Met	Ala	Asp	Lys	G1 n	Lys	Asn
145					150					1 55	•				160
Gly	Ile	Lys	Val	Asn	Phe	Lys	Thr	Arg	His	Asn	Ile	G1u	Asp	Gly	Ser
				165					170					175	
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	G1n	Asn	Thr	Pro	I1e	Gly	Asp	Gly
			180					185					190		
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Thr	Gln	Ser	Ala	Leu
		195					200					205			
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe
	210					215					220				
Val	Thr	Ala	Ala	Gly	He	Thr	His	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Asn	
225					230					235					
(210) 2					•									
(21)	l) 25	53					•								
(212	2) PF	RT.													
(213	3⟩ Aı	tifi	icial	Sec	quenc	: e -									
(220)>														
⟨223	B> De	escri	ptio	on of	Ari	ific	ial	Sequ	ence	: A1	tifi	cial	l		
sequence															
(400) 2														
Met	Ala	Ser	Lys	Gly	Glu	Glu	Leu	Phe	Thr	Gly	Val	Val	Pro	Ile	Leu
1				5					10					15	

Val	Glu	Leu	Asp	Gly	Asp	Va 1	Asn	Gly	His	Lys	Phe	Ser	Val	Ser	Gly
			20					25					30		
Glu	Gly	Glu	Gly	Asp	Ala	Thr	Tyr	Gly	Lys	Leu	Thr	Leu	Lys	Phe	He
		35					40					45			
Cys	Thr	Thr	Gly	Lys	Leu	Pro	Val	Pro	Trp	Pro	Thr	Leu	Val	Thr	Thr
	50					55					60				
Leu	Cys	Tyr	Gly	Val	G1n	Cys	Phe	Ser	Arg	Tyr	Pro	Asp	His	Met	Lys
65					70		•			75					80
Arg	His	Asp	Phe	Phe	Lys	Ser	Ala	Met	Pro	Glu	Gly	Tyr	Val	Gln	Glu
				85					90					95	
Arg	Thr	Ile	Phe	Phe	Lys	Asp	Asp	Gly	Asn	Tyr	Lys	Thr	Arg	Ala	Glu
			100					105					110		
Val	Lys	Phe	Glu	Gly	Asp	Thr	Leu	Val	Asn	Arg	Ile	Glu	Leu	Lys	Gly
		115					120					125			
He	Asp	Phe	Lys	Glu	Asp	Gly	Asn	Ile	Leu	Gly	His	Lys	Leu	Glu	Tyr
	130					135					140				•
Asn	Tyr	Asn	Ser	His	Asn	Va l	Tyr	Ile	Me t	Ala	Asp	Lys	Gln	Lys	Asn
145					150					155					160
Gly	Ile	Lys	Val	Asn	Phe	Lys	Thr	Arg	His	Asn	Ile	Glu	Asp	Gly	Ser
				165					170			. •		175	
Val	Gln	Leu	Ala	Asp	His	Tyr	Gln	Gln	Asn	Thr	Pro	Ile	Gly	Asp	Gly
			180					185					190		
Pro	Val	Leu	Leu	Pro	Asp	Asn	His	Tyr	Leu	Ser	Thr	Gln	Ser	Ala	Leu
		195					200					205			
Ser	Lys	Asp	Pro	Asn	Glu	Lys	Arg	Asp	His	Met	Val	Leu	Leu	Glu	Phe
	210					215					220				
Val	Thr	Ala	Ala	Gly	I1e	Thr	His	Gly	Met	Asp	Glu	Leu	Tyr	Asn	Gly
225					230					235					240
Gly	Gly	G1y	Gly	Gly	Cys	Ala	Asp	Asp	Asp	Asp	Asp	Asp			

245 250

【図面の簡単な説明】

[【]図1】各種担体に緑色蛍光蛋白質を固定化させた場合における、投入タンパク質と固定化されたタンパク質量とのの関係を示す図である。

【図1】

